

SEP

POLIBOTÁNICA

ISSN 1405-2768



Enero 2021

Núm. 51

POLIBOTÁNICA



Núm. 51



CONACYT
Consejo Nacional de Ciencia y Tecnología

Enero 2021

PÁG.

CONTENIDO

- 1 La familia Rosaceae en México.
The Rosaceae family in Mexico.
Rzedowski, J.
- 17 Orquídeas de los municipios de Santo Domingo Yanhuitlán y San Pedro y San Pablo Teposcolula, Oaxaca.
Orchids from the municipalities of Santo Domingo Yanhuitlán and San Pedro y San Pablo Teposcolula, Oaxaca.
Ibarra-Contreras, C.A. | R. Solano | L. Paz-Cruz | C. Pérez-Domínguez | L. Lagunez-Rivera
- 43 Caracterización de la variación morfológica de *Cyanotetras* (Cyanobacteria) en el Lago de Catemaco Veracruz, México.
Characterization of morphological variation of Cyanotetras (Cyanobacteria) in Catemaco Lake, Veracruz, Mexico.
Muciño-Márquez, R.E. | R.O. Echenique | I. Gárate-Lizárraga | M.G. Figueroa-Torres | A. Esquivel-Herrera
- 55 Estructura vertical de un bosque de galería en un gradiente altitudinal en el noroeste de México.
Vertical structure of a gallery forest on an altitude gradient in northwestern of Mexico.
Holguín-Estrada, V.A. | Alanís-Rodríguez E. | Aguirre-Calderón O.A. | J.I. Yerena-Yamallel | M.Á. Pequeño-Ledezma
- 73 Diversidad arbórea nativa: base para el diseño de sistemas agroforestales en una comunidad maya en la Península de Yucatán, México.
Native tree diversity: basis for the design of agroforestry systems in a mayan community in the Yucatan Peninsula, Mexico.
Dzib-Castillo, B. B. | H. Van der Wal | V. Cervantes-Gutiérrez | W. Cetzal-Ix | C. I. Chanatásig-Vaca | F. Casanova-Lugo
- 91 Estructura y diversidad arbórea de un bosque de galería urbano en el Río Camachito, noreste de México.
Tree structure and diversity of an urban gallery forest in the Camachito River, northeast Mexico.
Canizales-Velázquez, P.A. | E. Alanís-Rodríguez | S. A. García-García | V. A. Holguín-Estrada | A. Collantes-Chávez-Costa
- 107 Estructura y diversidad del matorral xerófilo en el noreste de México.
Structure and diversity of the xerophilous scrub in northeast Mexico.
Reyna-González, A. M. | P.S. Soto-Borrego | E. Alanís-Rodríguez | V. M. Molina-Guerra | A. Collantes-Chávez-Costa
- 123 Fenología floral de nueve variedades de nochebuena (*Euphorbia pulcherrima* Willd. ex Klotzsch).
Floral phenology of nine poinsettia varieties (Euphorbia pulcherrima Willd. ex Klotzsch).
Rodríguez-Rojas, T. de J. | M. Andrade-Rodríguez | A. Castillo-Gutiérrez | O.G. Villegas-Torres
- 141 Micropropagación del lirio amazónico (*Eucharis grandiflora* Planch. & Linden) mediante organogénesis directa.
Micropropagation of amazon lily (Eucharis grandiflora Planch. & Linden) through direct organogenesis.
Guerreiro-Valencia, F.A. | J.L. Rodríguez-de la O | M. de J. Juárez-Hernández | J. Ayala-Arreola | G. Ramírez-González
- 155 Caracterización micrográfica de tres frutos tropicales, *Musa paradisi* L., *Persea americana* Mill. y *Physalis peruviana* L. Importancia en el control de calidad botánico de alimentos derivados.
Micrographic characterization of three tropical fruits, Musa paradisi L., Persea americana Mill. and Physalis peruviana L. Significance in the definition of botanical quality of derived foods.
Gimenez, L. A. S. | M. A. Rivas | N. D. Vignale | A. A. Gurni
- 171 Semillas de rabanitos (*Raphanus sativus* L.): observaciones de su morfología bajo microscopía electrónica, germinación y utilidad para estudios de fitotoxicidad.
Seeds of radishes (Raphanus sativus L.): observations of its morphology under electron microscopy, germination and usefulness for phytotoxicity studies.
Taladrid, I. J. | M.B. Espinosa
- 185 Diversidad genética de la chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) en Yucatán, México, su posible centro de domesticación.
Genetic diversity of chaya (Cnidoscolus aconitifolius (Mill.) I. M. Johnst. ssp. aconitifolius) in Yucatan, Mexico, its putative domestication center.
Chin-Chan, T. | M.M. Ortiz-García | P.J. Ruiz-Gil | J. Martínez-Castillo
- 203 Caracterización química de los volátiles de *Tagetes nelsonii*.
Chemical characterization of the volatiles of Tagetes nelsonii.
Cruz Flores, O. | M. Espinoza Ruiz | A. Santiesteban Hernández | L. Cruz-López
- 213 Extractos vegetales para el control de *Colletotrichum gloeosporioides* in vitro, en periodo de floración y poscosecha del fruto de *Carica papaya*.
Plant extracts for control of Colletotrichum gloeosporioides in vitro and flowering period and postharvest stage on Carica papaya.
García-Mateos, M.R. | M. Acosta-Ramos | E. Rodríguez-Pérez | J. Vásquez-Sánchez | L. Hernández-Ramos
- 229 Importancia relativa de frutos y verduras comercializadas en el Mercado de Izúcar de Matamoros, Puebla, México.
Relative importance of fruits and vegetables commercialized in the Izúcar de Matamoros Market, Puebla, Mexico.
Martínez Moreno, D. | J. Reyes Matamoros | A.L. López Pérez | F. Basurto Peña

Portada

Fallugia paradoxa (D. Don) Endl. ex Torr.
Rosaceae. “Penacho de Apache”



Arbustos de hasta 2 m de altura. Hojas de 6-8 mm de largo, en fascículos, usualmente caducas. Flores blancas y vistosas, generalmente unisexuales de 3 cm de diámetro. Aquenios obovoides-fusiformes, cada uno con un estilo que se modifica en una pluma rosada o violácea, retorcida y vellosa, de hasta 3 cm de largo, la “pluma” ayuda a dispersar las semillas por el viento. Prospera en matorral xerófilo. Se usa en la cestería para construir cunas, escobas y flechas, se considera valiosa para el control de la erosión en las zonas desérticas. Distribución: Noroeste de México y Sur de Estados Unidos.

Shrubs up to 2 m tall. Leaves 6-8 mm long, in fascicles, usually deciduous. Flowers white and showy, generally unisexual, 3 cm in diameter. Achenes obovoid-fusiform, each with a style that is modified into a pink or purplish, twisted and hairy feather, up to 3 cm long, the “feather” helps to disperse the seeds by the wind. Prosper in xerophilous scrub. It is used in basketry to build cradles, brooms and arrows, it is considered valuable for erosion control in desert areas. Distribution Northwest of Mexico and South of the USA.

por/by **Rafael Fernández Nava**



INSTITUTO POLITÉCNICO NACIONAL

Director General: *Dr. Arturo Reyes Sandoval*

Secretaria General: *M.en D.D.C. María Guadalupe Vargas Jacobo*

Secretario Académico: *Dr. Jorge Toro González*

Secretario de Extensión e Integración Social: *Dr. Luis Alfonso Villa Vargas*

Secretario de Investigación y Posgrado: *Dr. Juan Silvestre Aranda Barradas*

Secretario de Servicios Educativos: *Dra. Ana Lilia Coria Páez*

Secretario de Administración: *C.P. Jorge Quintana Reyna*

Director de Educación Superior: *Ing. Juan Manuel Velázquez Peto*

ESCUELA NACIONAL DE CIENCIAS BIOLÓGICAS

Director:

Dr. Gonzalo Trujillo Chávez

Subdirectora Académica:

M. en C. Martha Patricia Cervantes Cervantes

Subdirector Administrativo: *Ing. Raúl Chávez Alvircio*

Jefe de la Sección de Estudios de Posgrado e Investigación:

Dr. Gerardo Aparicio Ozores

POLIBOTÁNICA, Año 26, No. 51, enero-junio 2021, es una publicación semestral editada por el Instituto Politécnico Nacional, a través de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas. Unidad Profesional Lázaro Cárdenas, Prolongación de Carpio y Plan de Ayala s/n, Col. Santo Tomas C.P. 11340 Delegación Miguel Hidalgo México, D.F. Teléfono 57296000 ext. 62331. <http://www.herbario.encb.ipn.mx/>, Editor responsable: Rafael Fernández Nava. Reserva de Derechos al Uso Exclusivo del Título No. 04-2015-011309001300-203. ISSN impreso: 1405-2768, ISSN digital: 2395-9525, ambos otorgados por el Instituto Nacional del Derecho de Autor. Responsable de la última actualización de este número, Unidad de informática de la ENCB del IPN, Rafael Fernández Nava, Unidad Profesional Lázaro Cárdenas, Prolongación de Carpio y Plan de Ayala s/n, Col. Santo Tomas C.P. 11340 Delegación Miguel Hidalgo México, D.F.

Las opiniones expresadas por los autores no necesariamente reflejan la postura del editor de la publicación.

Queda estrictamente prohibida la reproducción total o parcial de los contenidos e imágenes de la publicación sin previa autorización del Instituto Politécnico Nacional.

REVISTA BOTÁNICA INTERNACIONAL DEL INSTITUTO POLITÉCNICO NACIONAL

EDITOR EN JEFE

Rafael Fernández Nava

EDITORIA ASOCIADA

María de la Luz Arreguín Sánchez

COMITÉ EDITORIAL INTERNACIONAL

Christiane Anderson

University of Michigan
Ann Arbor, Michigan, US

Edith V. Gómez Sosa

Instituto de Botánica Darwinion
Buenos Aires, Argentina

Heike Vibrans

Colegio de Postgraduados
Estado de México, México

Jorge Llorente Bousquets

Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

Graciela Calderón de Rzedowski

Instituto de Ecología del Bajío
Pátzcuaro, Mich., México

Delia Fernández González

Universidad de León
León, España

Theodore S. Cochrane

University of Wisconsin
Madison, Wisconsin, US

Jerzy Rzedowski Rotter

Instituto de Ecología del Bajío
Pátzcuaro, Mich., México

Hugo Cota Sánchez

University of Saskatchewan
Saskatoon, Saskatchewan, Canada

Luis Gerardo Zepeda Vallejo

Instituto Politécnico Nacional
Ciudad de México, México

Fernando Chiang Cabrera

Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

Claude Sastre

Muséum National d'Histoire Naturelle
París, Francia

Thomas F. Daniel

California Academy of Sciences
San Francisco, California, US

Mauricio Velayos Rodríguez

Real Jardín Botánico
Madrid, España

Francisco de Asis Dos Santos

Universidade Estadual de Feira de Santana
Feira de Santana, Brasil

Noemí Waksman de Torres

Universidad Autónoma de Nuevo León
Monterrey, NL, México

Carlos Fabián Vargas Mendoza

Instituto Politécnico Nacional
Ciudad de México, México

Julieta Carranza Velázquez

Universidad de Costa Rica
San Pedro, Costa Rica

José Luis Godínez Ortega

Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

Tom Wendt

University of Texas
Austin, Texas, US

José Manuel Rico Ordaz

Universidad de Oviedo
Oviedo, España

DISEÑO Y FORMACIÓN ELECTRÓNICA

Luz Elena Tejeda Hernández

OPEN JOURNAL SYSTEM Y TECNOLOGÍAS DE LA INFORMACIÓN

Pedro Aráoz Palomino

Toda correspondencia relacionada con la revista deberá ser dirigida a:

Dr. Rafael Fernández Nava

Editor en Jefe de

POLIBOTÁNICA

Departamento de Botánica

Escuela Nacional de Ciencias Biológicas, Instituto Politécnico Nacional

Apdo. Postal 17-564, CP 11410, Ciudad de México

Correo electrónico:

polibotanica@gmail.com

rfernand@ipn.mx

Dirección Web

<http://www.polibotanica.mx>

POLIBOTÁNICA es una revista indexada en:

CONACYT, índice de Revistas Mexicanas de Investigación Científica y Tecnológica
del Consejo Nacional de Ciencia y Tecnología.

SciELO - Scientific Electronic Library Online.

Google Académico - Google Scholar.

DOAJ, Directorio de Revistas de Acceso Público.

Dialnet portal de difusión de la producción científica hispana.

REDIB Red Iberoamericana de innovación y conocimiento científico.

LATINDEX, Sistema regional de información en línea para revistas científicas de América
Latina, el Caribe, España y Portugal.

PERIODICA, (Índice de Revistas Latinoamericanas en Ciencias).



**DIVERSIDAD GENÉTICA DE LA
CHAYA (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.)
I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) EN
YUCATÁN, MÉXICO, SU POSIBLE
CENTRO DE DOMESTICACIÓN**

**GENETIC DIVERSITY OF CHAYA
(*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M.
Johnst. ssp. *aconitifolius*) IN YUCATAN,
MEXICO, ITS PUTATIVE
DOMESTICATION CENTER**

Chin-Chan, T.; M.M. Ortiz-García, P.J. Ruiz-Gil y J. Martínez-Castillo.

DIVERSIDAD GENÉTICA DE LA CHAYA (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) EN YUCATÁN, MÉXICO, SU POSIBLE CENTRO DE DOMESTICACIÓN.

GENETIC DIVERSITY OF CHAYA (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) IN YUCATAN, MEXICO, ITS PUTATIVE DOMESTICATION CENTER.

DIVERSIDAD GENÉTICA DE LA CHAYA (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) EN YUCATÁN, MÉXICO, SU POSIBLE CENTRO DE DOMESTICACIÓN.

GENETIC DIVERSITY OF CHAYA (*Cnidoscolus aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*) IN YUCATAN, MEXICO, ITS PUTATIVE DOMESTICATION CENTER.

Chin-Chan, T.;
M.M. Ortiz-García,
P.J. Ruiz-Gil
y J. Martínez-Castillo

DIVERSIDAD GENÉTICA
DE LA CHAYA (*Cnidoscolus*
aconitifolius (Mill.) I. M.
Johnst. ssp. *aconitifolius*) EN
YUCATÁN, MÉXICO, SU
POSIBLE CENTRO DE
DOMESTICACIÓN.

GENETIC DIVERSITY OF
CHAYA (*Cnidoscolus*
aconitifolius (Mill.) I. M.
Johnst. ssp. *aconitifolius*) IN
YUCATAN, MEXICO, ITS
PUTATIVE
DOMESTICATION CENTER.

POLIBOTÁNICA

Instituto Politécnico Nacional

Núm. 51: 185-201. Enero 2021

DOI:
10.18387/polibotanica.51.12

T. Chin-Chan
M. M. Ortiz-García
P. J. Ruiz-Gil

J. Martínez-Castillo / jmartinez@cicy.mx

Unidad de Recursos Naturales, Centro de Investigación Científica de Yucatán, A. C.
Calle 43 núm. 130, Col. Chuburná de Hidalgo. C. P. 97205. Mérida, Yucatán, México.

RESUMEN: La Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* ssp. *aconitifolius*) posee gran importancia como planta comestible y medicinal en el área Maya. Se ha señalado que la Chaya presenta diversidad genética baja ya que su cultivo se da clonalmente, pero no existen suficientes estudios moleculares que apoyen esto. El objetivo de este trabajo fue aportar conocimiento sobre la diversidad y estructura genética de la Chaya y sus parientes silvestres en Yucatán, México, su área posible de domesticación. Cien individuos de Chaya, ocho silvestres de *C. aconitifolius* y nueve de *C. souzae* fueron caracterizados usando 158 loci de marcadores ISSR. Los análisis realizados con los métodos de Structure, PCoA, Neighbor-Joining, AMOVA y distancias genéticas, diferenciaron claramente a la Chaya de sus parientes silvestres; los primeros tres métodos mostraron la presencia de dos variedades locales de Chaya diferenciadas genéticamente: Chayamansa (con 98 individuos) y Redonda (con dos individuos); el PCoA y el Neighbor-Joining mostraron evidencias de la presencia de solo dos clones en Chayamansa y dos clones en Redonda. La Chaya mostró diversidad genética baja (%P= 5.95; H_E = 0.018) en comparación con *C. aconitifolius* (%P= 71; H_E = 0.26) y *C. souzae* (%P= 56; H_E = 0.21); cuando se eliminó del análisis a los dos individuos de la variedad local Redonda, la diversidad genética fue cercana a cero (%P= 0.6; H_E = 0.008). Nuestros resultados confirmaron la existencia de niveles de diversidad genética muy bajos en la Chaya, lo cual puede ser resultado de su propagación clonal y/o de un efecto fundador por domesticación; se generó información valiosa sobre la variedad local Redonda y se aportó, por primera vez, valores de diversidad genética para *C. aconitifolius* y *C. souzae*. Los resultados de este trabajo pueden ser empleados para generar programas de mejoramiento genético de la Chaya y para programas de conservación de esta planta y de sus parientes silvestres.

Palabras clave: *Cnidoscolus aconitifolius*, *Cnidoscolus souzae*, estructura genética, marcadores ISSR, mayas, reproducción clonal, parientes silvestres.

ABSTRACT: Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* ssp. *aconitifolius*) has great importance as an edible and medicinal plant in the Mayan area. It has been pointed out that Chaya has low genetic diversity since its cultivation occurs clonally, but there are not enough molecular studies to support this. The objective of this work was to provide knowledge about the diversity and genetic structure of the Chaya and its wild relatives in Yucatán, Mexico, its possible area of domestication. One hundred individuals of Chaya, eight wild individuals of *C. aconitifolius* and nine of *C. souzae* were characterized using 158 ISSR loci. Analyses carried out with Structure, PCoA, Neighbor-Joining, AMOVA and genetic distances methods, clearly differentiated Chaya from its wild relatives; the first three methods showed the presence of two genetically differentiated landraces of Chaya: Chayamansa (with 98 individuals) and

Redonda (with two individuals); PCoA and Neighbor-Joining analyses showed evidence of the presence of only two clones in Chayamansa and two clones in Redonda. Chaya showed low genetic diversity (%P= 5.95; H_E = 0.018) compared to *C. aconitifolius* (%P= 71; H_E = 0.26) and *C. souzae* (%P = 56; H_E = 0.21); when the two individuals of the Redonda landrace were eliminated from the analysis, the genetic diversity was much lower (%P= 0.6; H_E = 0.008). Our results confirm the existence of very low levels of genetic diversity in Chaya as a result, possibly, of its clonal propagation and/or by a founder effect due to domestication; valuable information was generated on the landrace Redonda and, for the first time, genetic diversity values for *C. aconitifolius* and *C. souzae* were provided. The results of this work can be used to generate genetic improvement programs for Chaya and for conservation programs for this plant and its wild relatives.

Key words: clonal reproduction, *Cnidoscolus aconitifolius*, *Cnidoscolus souzae*, genetic structure, ISSR markers, mayas, wild relatives.

INTRODUCCIÓN

El género *Cnidoscolus* Pohl (Euphorbiaceae) se distribuye desde los Estados Unidos de América hasta el norte de Argentina siendo México, con 25 especies endémicas, su segundo centro de diversidad (Maya-Lastra & Steinmann, 2018, 2019). En la Península de Yucatán existen tres especies: *C. aconitifolius* (Mill.) I.M. Johnst., *C. souzae* McVaugh y *C. urens* (L.) Arthur (Carnevali *et al.*, 2010; Schikorr, 2017). Mientras que *C. aconitifolius* y *C. souzae* tienen una distribución restringida al área de la Península de Yucatán, Belice y Guatemala; *C. urens* se distribuye desde México hasta Argentina (Schikorr, 2017). La Chaya fue clasificada por Breckon (1975) como *C. aconitifolius* (Mill.) I. M. Johnst. ssp. *aconitifolius*; como representante de su género, esta posee una reproducción monoica, con flores masculinas y femeninas separadas temporalmente (Schikorr y Rodríguez, 2018). Sin embargo, en la Chaya cada una de estas flores posee órganos reproductivos no funcionales del sexo opuesto (esto es, la flor femenina posee estambres vestigiales y la masculina posee pistilos vestigiales; en ambos casos, estas estructuras no poseen una función reproductiva) lo cual limita la formación de semillas y obliga a la Chaya a una propagación clonal (por esquejes) (Ross-Ibarra y Molina-Cruz, 2002). Solo en pocos casos se ha reportado la formación de frutos y semillas en la Chaya (Cifuentes *et al.*, 2010; Munguía-Rosas *et al.*, 2019; Munguía-Rosas y Jácome-Flores, 2020). Con relación a *C. aconitifolius* silvestre, la Chaya exhibe un aislamiento reproductivo alto, con cierto grado de asimetría: mientras barreras pre-polinización (producción diferencial de polen y especificidad del polinizador) existen solamente en *C. aconitifolius* silvestre, barreras post-polinización (incompatibilidad polen-pistilo y/o fallas en la producción de frutos) existen tanto en la Chaya como en *C. aconitifolius* silvestre (Munguía-Rosas y Jácome-Flores, 2020). Todas estas características reproductivas de la Chaya y *C. aconitifolius* silvestre limitan fuertemente el flujo genético entre ambos taxa.

Algunas especies de *Cnidoscolus* son de interés humano por su potencial nutrimental y medicinal (Markus *et al.*, 2016; Sanchez-Hernandez *et al.*, 2017; Moura *et al.*, 2019), pero es la Chaya la más importante al ser la única planta cuyas hojas son consumidas como verdura (Ebel *et al.*, 2019); estas hojas contienen glucósidos cianogénicos que pueden formar ácido cianhídrico (HCN) al hidrolizarse, generando así toxicidad, pero este compuesto es eliminado con el vapor y no se retiene en el agua de cocción (Fan y Zhou, 2010). La Chaya se distribuye en el sureste de México y la Península de Yucatán, así como en Guatemala, Belice y Honduras (Steinmann, 2002). Es una planta representativa de la cultura Maya, la cual ha sido consumida desde tiempos prehispánicos (Ross-Ibarra y Molina-Cruz, 2002). En la Península de Yucatán, la Chaya es cultivada en los solares mayas, lugar en donde también suelen encontrarse plantas silvestres de *C. aconitifolius* (*Tzin-tzin chay* en maya). Las comunidades Mayas reconocen a la Chaya de su contraparte silvestre, ya que esta posee una cantidad mucho menor de pelos urticantes en hojas y tallos (Ebel *et al.*, 2019; Munguía-Rosas *et al.*, 2019). A la Chaya se le considera un cultivo subutilizado debido al conocimiento general limitado que existe sobre ella,

su escasa representación en colecciones ex situ y la falta de programas de conservación (Galluzzi y López-Noriega, 2014); sin embargo, en los últimos años su importancia ha incrementado en el mundo gracias a las facilidades de su cultivo, su valor nutrimental alto y sus usos medicinales potenciales (Markus *et al.*, 2016; Moura *et al.*, 2019). Hoy en día sigue existiendo un vacío de información sobre la diversidad genética de la Chaya, cultivo que se considera formado por un solo clon sin que se existan estudios moleculares suficientes que confirmen esto. Este vacío de información abarca también a sus parientes silvestres, los cuales podrían representar importantes reservorios genéticos de utilidad potencial para el mejoramiento de este cultivo (Hajjar & Hodgkin, 2007; Ford-Lloyd *et al.*, 2011; Dempewolf *et al.*, 2014).

Ross-Ibarra y Molina-Cruz (2002) reportaron cuatro variedades locales de Chaya (i.e. agrupaciones de plantas dentro de un solo taxon botánico del rango más bajo conocido, definido por la reproducibilidad de sus características distintivas; FAO, 2009) en la Península de Yucatán: Chayamansa, Redonda, Estrella y Picuda; indicando que: a) Chayamansa es la de mayor distribución y abundancia, b) Redonda es poco conocida y poco abundante y, c) Estrella y Picuda, aunque colectadas en huertos familiares, son morfológicamente similares a las plantas silvestres de *C. aconitifolius*. Molina-Cruz *et al.* (1997) y Cifuentes *et al.* (2010), también reportaron cuatro variedades locales de Chaya en Guatemala: Mansa, Estrella, Picuda y Plegada; aunque varios de estos nombres coinciden con los reportados por Ross-Ibarra y Molina-Cruz (2002), una revisión de las fotos de los ejemplares y las características morfológicas reportadas en estos estudios permitieron observar que estos no coinciden con el mismo taxa descrito. Así, mientras Ross-Ibarra y Molina-Cruz (2002) reconocen a un taxon como Redonda, Molina-Cruz *et al.* (1997) y Cifuentes *et al.* (2010) nombran a este taxon como Mansa. Munguía-Rosas *et al.* (2019) basados en información morfológica, reportaron para *C. aconitifolius* solo una variedad cultivada (*Chay*) y otra variedad silvestre (*Tzin-tzin chay*) en la Península de Yucatán, señalando que ambas variedades presentan diferencias significativas pero que algunas plantas cultivadas cayeron en el rango de variación fenotípica de las plantas silvestres. Ross-Ibarra, (2003) propuso que la Chaya se domesticó en Yucatán, México, a partir de *C. aconitifolius*, considerando que: a) allí está el mayor conocimiento etnobotánico y usos de la Chaya, b) las plantas domesticadas presentan una reducción del 34.3% en diversidad genética como resultado de un efecto fundador por domesticación, y c) se encontraron solo tres clones en la variedad local Redonda y uno en la variedad local Chayamansa, siendo estas las únicas variedades que pueden considerarse como domesticadas por ser diferentes morfológicamente a las plantas silvestres de *C. aconitifolius*.

Solo dos estudios han aportado información sobre la diversidad genética de la Chaya y de algunos de sus parientes silvestres utilizando marcadores moleculares. Ross-Ibarra (2003), usando 12 loci de isoenzimas, reportó valores bajos de diversidad genética (H_E) para las variedades locales de Chaya de la Península de Yucatán: Chayamansa ($H_E = 0.20$), Redonda ($H_E = 0.23$), Estrella ($H_E = 0.34$), Picuda ($H_E = 0.30$), así como para *C. aconitifolius* silvestre ($H_E = 0.30$). Cifuentes *et al.* (2010), usando marcadores AFLP (Amplified Fragment Length Polymorphism), reportaron que la Chaya en Guatemala muestra una similitud genética del 25% al 35% entre variedades locales y del 50% al 60% dentro de estas variedades, valores que indican variación genética media; los autores no reportaron valores de diversidad genética para estas variedades. Considerando este vacío de información y la importancia cada vez mayor del cultivo de la Chaya y de los parientes silvestres de las especies domesticadas, los objetivos de este trabajo fueron: 1) evaluar la diversidad genética de la Chaya cultivada en 10 pueblos Mayas, 2) realizar un análisis preliminar de la diversidad genética de *C. aconitifolius* y *C. souzae*, 3) determinar las relaciones genéticas entre la Chaya y estos dos parientes silvestres. Todos los individuos evaluados fueron colectados en Yucatán, México, el posible centro de domesticación de la Chaya, los cuales fueron caracterizados usando marcadores ISSR (Inter Simple Sequence Repeat).

MATERIAL Y MÉTODOS

Material vegetal

El estudio incluyó a 100 individuos de Chaya colectados en 10 pueblos mayas (10 individuos en promedio por pueblo) de Yucatán, México (fig. 1, Anexo 1); cada uno de estos pueblos fue considerado como una población de Chaya. El trabajo de campo permitió determinar que la Chaya colectada es propagada por esquejes, los cuales son regalados y/o intercambiados entre parientes o vecinos considerando la frondosidad y la ausencia de plagas/enfermedades en las plantas madre. Considerando esto, y para lograr una mayor representatividad genética, los individuos seleccionados procedieron de 10 solares diferentes ubicados a lo largo y ancho de cada pueblo. También, se incluyeron ocho individuos silvestres de *C. aconitifolius* y nueve de *C. souzae* donados por el Dr. Germán Carnevali, curador del Herbario CICY del Centro de Investigación Científica de Yucatán (Anexo 1, fig. 1). En este artículo usamos el término Chaya para hablar de *C. aconitifolius* ssp. *aconitifolius*, sin importar si los individuos analizados son de diferentes variedades locales, a menos que se especifique el nombre de estas; y nos referiremos a *C. aconitifolius*, cuando hablemos solamente de plantas silvestres de esta especie. Fotos de los taxa analizados se presentan en la figura 2.

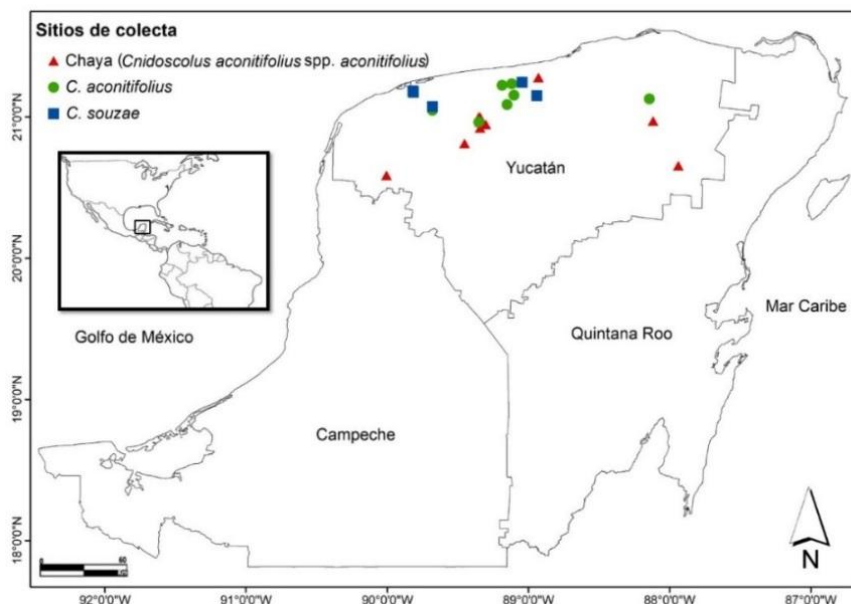


Fig. 1. Sitios de colecta de las plantas de Chaya, *Cnidoscolus aconitifolius* y *C. souzae*, en el estado de Yucatán, México.

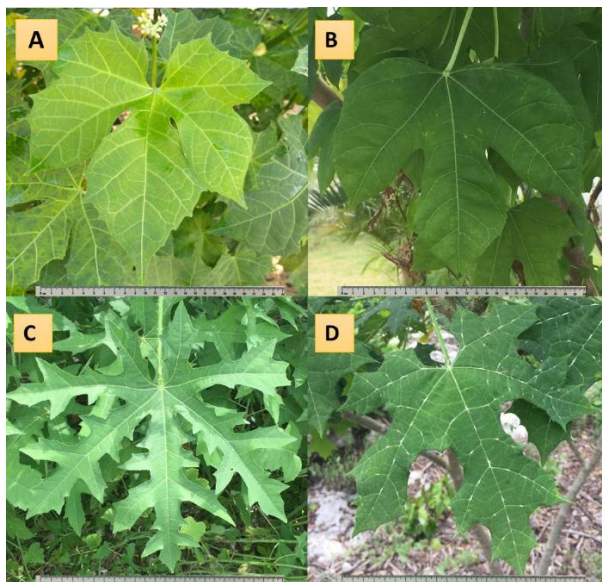


Fig. 2. Taxa estudiados. A) Chaya variedad local Chayamansa, B) Chaya variedad local Redonda, C) *Cnidoscolus aconitifolius*, D) *Cnidoscolus souzae*. La escala de la barra esta en cm.

Extracción de ADN y Técnica de ISSR

El ADN se extrajo a partir de tejido de hojas usando el protocolo de Echevarría-Machado *et al.* (2005). La calidad del ADN se verificó con electroforesis en geles de agarosa al 1 %, teñidos con bromuro de etidio (10 mg/ml) usando una cámara horizontal LIFE TECHNOLOGIES–Horizon 11-14 y una fuente poder EC-105 a una carga de 100 volts durante 30 minutos, las bandas obtenidas se observaron en un transiluminador de luz UV (Transilluminator UV, Dinco & Rhenium Industries). Se probaron 16 iniciadores de ISSR evaluados por Martínez-Castillo (2005), de los cuales se seleccionaron los seis más polimórficos (Cuadro 2). Cada banda se consideró como un locus independiente y las bandas polimórficas se marcaron como ausente (0) o presente (1). Con el fin de asegurar una lectura correcta de los geles, solo bandas claramente reproducibles fueron consideradas (sin importar su intensidad) y, cuando fue necesario, se realizaron réplicas independientes para el caso particular de los loci polimórficos.

La amplificación se realizó con la técnica de Reacción en Cadena de la Polimerasa (PCR) en un volumen final de 20 µl de reacción. Cada reacción de amplificación consistió de 1X Tris–HCl, 2 mM MgCl₂, 0.2 µM dNTPs, 1 µM de iniciador, 1 unidad de Taq polimerasa (Promega, Madison, WI) y 100 ng de ADN template. La amplificación se realizó en un termociclador GeneAmp PCR System 9700 (Applied Biosystems, Foster City, USA) bajo las siguientes condiciones: 7 min a 94 °C para una desnaturalización inicial, seguido por 34 ciclos consistentes de 30 segundos a 94 °C de desnaturalización, 45 segundos a 51-54 °C (dependiendo del iniciador) de alineación y 2 minutos de extensión, y 5 minutos a 72 °C para una extensión final. Posteriormente, cuatro microlitros de formamida conteniendo 0.45% de azul de bromofenol y 0.25% de xileno-cianol se agregaron a cada producto PCR. De esta mezcla, cuatro microlitros se cargaron en geles no desnaturalizantes de bis-acrilamida al 6%, conteniendo 3 M urea y buffer TBE 1x (100 mM Tris–borato, pH 8.0, 2 mM EDTA) (Zietkiewicz, *et al.*, 1994). La electroforesis se realizó a 300 V (SQ3 Sequence Hoeffer) y los productos amplificados se visualizaron con la técnica de tinción con plata (Bassam *et al.*, 1991) usando un marcador de 123 pares de bases como referencia de tamaño de las bandas amplificadas.

Análisis de datos

Cuadro 2. Características de los 6 iniciadores de ISSR usados en la caracterización molecular de la Chaya y sus parientes silvestres (*C. aconitifolius* y *C. souzae*) de Yucatán, México.

Iniciador	Secuencia de iniciador	TA (°C)
T06	AGA GAG AGA GAG AGA CT	51°C
C03	TGT CAC ACA CAC ACA CAC	51°C
A04	GCA ACA CAC ACA CAC ACA	52°C
P15	GACA GACA GACA RG	42°C
P16	YR GACA GACA GACA	42°C
P17	GACAC GACAC GACAG RG	40°C

TA: Temperatura de alineamiento en grados centígrados

Considerando la naturaleza dominante de los marcadores ISSR, los análisis no tomaron en cuenta equilibrio Hardy–Weinberg (H-W) evitando así los problemas comunes asociados con este tipo de marcadores (Culley y Wolfe, 2001; Lynch y Milligan, 1994); además, considerando que la Chaya se propaga de forma clonal, no hay poblaciones que estén en equilibrio H-W. En este estudio asumimos que: 1) no hubo co-migración de alelos de diferentes loci, 2) alelos compartidos por dos individuos descienden de un ancestro común y, 3) cada locus consiste de solamente dos alelos que segregan por herencia Mendeliana (Martínez-Castillo *et al.*, 2008).

Patrón de agrupamiento y estructura genética

Para evaluar cómo está organizada la diversidad genética de la Chaya y sus parientes silvestres en Yucatán, se aplicaron cinco métodos: 1) Prueba de asignación de individuos con el software Structure (Pritchard *et al.*, 2000), usando el modelo Admixture con frecuencias alélicas correlacionadas, con 100000 iteraciones como periodo de quema y 200000 iteraciones posteriores al periodo de quema. Diez simulaciones independientes se corrieron para cada valor de K examinado (K = 1 a K = 5). El valor óptimo de K se obtuvo con el método de Evanno *et al.*, (2005) implementado en el programa STRUCTURE HARVESTER (Earl y vonHoldt, 2012). Las gráficas finales se obtuvieron con base en la K óptima y en el número de taxa estudiados. 2) Análisis con Neighbor-Joining (Saitou y Nei, 1987), usando 1000 bootstraps y el software DARwin v6 (Perrier y Jacquemoud-Collet, 2006). 3) Análisis de Coordenadas Principales (PCoA), técnica que permite explorar los patrones de agrupamiento de las muestras sin un criterio a priori de los datos, usando cada alelo como una variable independiente. 4) Análisis Molecular de Varianza (AMOVA) jerárquico, considerando la existencia de tres grupos: Chaya, *Cnidocolus aconitifolius* y *C. souzae*; este análisis no asume equilibrio Hardy–Weinberg y es recomendado para marcadores dominantes por sobre el uso de F_{ST} . 5) Comparación de distancias genéticas no sesgadas de Nei, (1978) entre la Chaya y sus parientes silvestres. Para los tres últimos análisis se usó el programa GenALEx 6 (Peakall y Smouse, 2012).

Diversidad genética

Considerando que el uso de marcadores ISSR no permite la estimación directa de las frecuencias alélicas, en este trabajo solo se calcularon el porcentaje de loci polimórficos (%P) al nivel del 5% y la Heterocigosidad esperada (H_E), usando para ello un enfoque Bayesiano (Zhivotovsky, 1999). Para el cálculo de ambos estimadores se usó el programa AFLP-SURV V.1 (Vekemans, 2002).

RESULTADOS

Patrón de agrupamiento y estructura genética

El método de Evanno mostró un valor óptimo de $K=2$. La Figura 3-A muestra el patrón de agrupamiento generado con Structure y una $K=2$, en esta se observa que un grupo integró a todos los individuos de Chaya (en color rojo) y el otro a todos los individuos de *C. aconitifolius* y *C. souzae* (en color verde). Al interior del grupo rojo se observan dos individuos (en color rojo/verde) que comparten ancestría con uno de sus parientes silvestres, estos dos individuos fueron colectados en los pueblos de Acanceh y Euan. Una comparación con la nomenclatura empleada por Ross-Ibarra y Molina-Cruz (2002) mostró que 98 individuos de Chaya pertenecen a la variedad local Chayamansa y que los dos individuos con ancestría compartida pertenecen a la variedad local Redonda. La Figura 3-B muestra el patrón de agrupamiento generado con Structure y una $K=3$, claramente se observan los tres grupos de plantas analizadas: Chaya en rojo, *C. souzae* en azul y *C. aconitifolius* en verde; así como que los dos individuos de la variedad local Redonda comparten ancestría con *C. aconitifolius*.

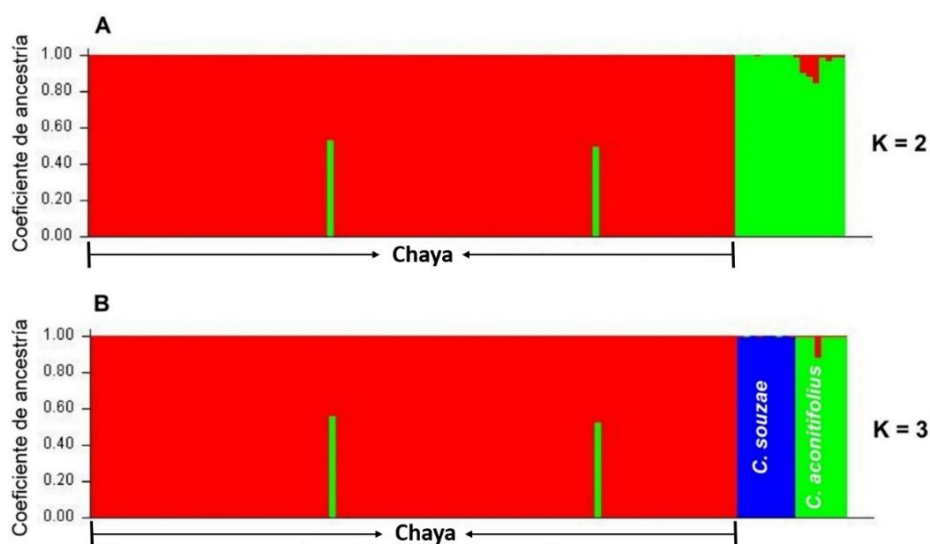


Fig. 3. Análisis de asignación de 100 individuos de Chaya, 8 de *Cnidoscolus aconitifolius* y 9 de *C. souzae* de Yucatán, México, usando el software Structure ($K=2$ y $K=3$) y 158 loci de ISSR.

El PCoA mostró una separación clara entre la Chaya y sus parientes silvestres; así como entre las dos variedades locales de Chaya (fig. 4). El PCoA también mostró una sobreposición casi perfecta de los 98 individuos de la variedad local Chayamansa (solo se observa un ligero desfase de estos individuos); así como una separación ligera, aunque clara, entre los dos individuos de la variedad local Redonda. Para *Cnidoscolus aconitifolius* y *C. souzae*, todos los individuos se separaron entre sí de manera visible. La primera y segunda coordenadas explicaron el 80.67% y el 8.1% de la variación total, respectivamente.

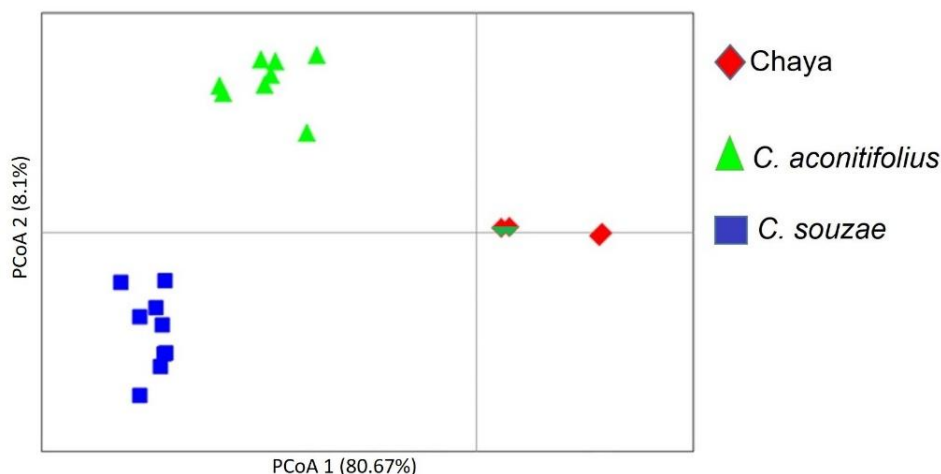


Fig. 4. Análisis de Coordenadas Principales de 100 individuos de Chaya, 8 de *C. aconitifolius* y 9 de *C. souzae*, colectados en Yucatán, México, usando 158 loci de marcadores ISSRs. Los colores de los símbolos corresponden a los del análisis de Structure ($K = 3$). Los rombos en bicolor (rojo-verde) corresponden a la Chaya variedad Redonda.

El patrón de agrupamiento generado por el análisis de Neighbor-Joining (N-J) (fig. 4) apoyó lo observado en PCoA. Además de los dos individuos claramente diferenciados de la variedad local Redonda, el N-J permitió observar un grupo de individuos de la variedad local Chayamansa que también se diferenciaron, aunque en menor grado. Para *C. aconitifolius* (en color verde), uno de sus individuos se separó del resto; todos los individuos de *C. souzae* (en color azul) se agruparon juntos.

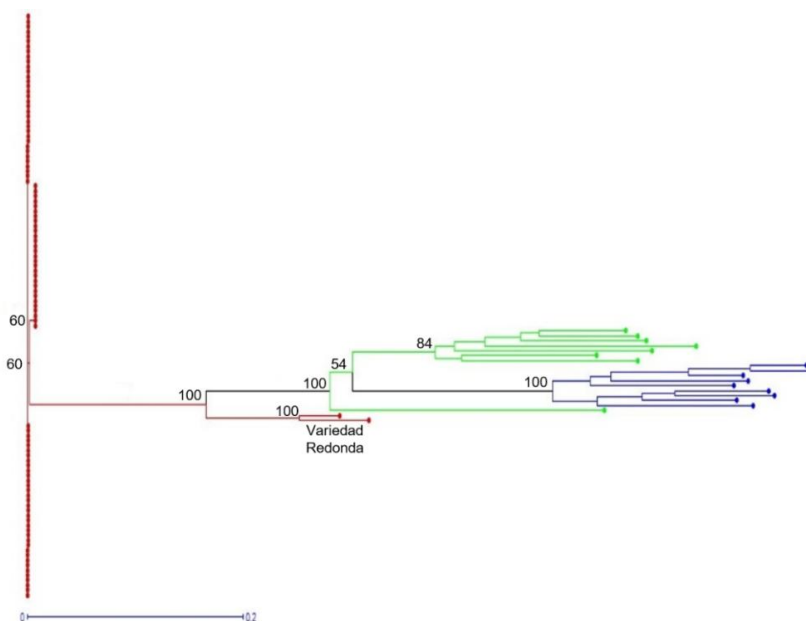


Fig. 5. Análisis Neighbor-Joining de 100 individuos de Chaya, 8 de *C. aconitifolius* y 9 de *C. souzae*, colectados en Yucatán, México, usando 158 loci de marcadores ISSRs. Los colores de los símbolos corresponden a los del análisis de Structure ($K = 3$) y del PCoA. Números por encima de los nodos principales corresponden a porcentajes de valores bootstrap.

El AMOVA indicó que 90% de la variación se encuentra entre los tres grupos considerados (Chaya, *C. aconitifolius* y *C. souzae*) y la comparación entre distancias genéticas mostró mayor diferenciación entre la Chaya y sus parientes silvestres (Chaya con *C. aconitifolius* de 0.459, Chaya con *C. souzae* de 0.622), que entre *C. souzae* y *C. aconitifolius* (0.287).

Diversidad genética

Todas las poblaciones de Chaya mostraron valores muy bajos de diversidad genética: $%P = 0-0.31$; $H_E = 0.01-0.07$. Las poblaciones de Euan y Acanceh fueron las que mostraron los valores más altos de $%P$ (31 y 28.5, respectivamente) y de H_E (0.1 y 0.07, respectivamente) (Cuadro 3). Agrupando los 100 individuos, la Chaya mostró un $%P = 5.95$ y una $H_E = 0.018$; considerando solo los 98 individuos de la variedad local Chayamansa, se obtuvieron valores de diversidad genética mucho menores ($%P = 0.6$, $H_E = 0.008$). Valores mayores de diversidad genética se observaron en *Cnidoscolus aconitifolius* ($%P: 71.5$, $H_E = 0.26$) y *C. souzae* ($%P: 56.3$, $H_E = 0.21$) (Cuadro 4).

Cuadro 3. Estimadores de diversidad genética de 10 poblaciones de Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* ssp. *aconitifolius*) colectados en Yucatán, México, usando 158 loci de ISSR.

Nombre de la población	N	$%P$	$H_E \pm E.E$
Ekmul	10	0	0.02 ± 0.001
Tixcocab	10	0	0.02 ± 0.001
Ruinas de Aké	11	0	0.02 ± 0.001
Euan	8	31	0.10 ± 0.008
Hubilá	11	0	0.02 ± 0.001
Chemax	10	0	0.02 ± 0.001
Maxcanu	10	0	0.01 ± 0.001
Pocoboch	10	0	0.01 ± 0.001
Dzilam González	10	0	0.02 ± 0.001
Acanceh	10	28.5	0.08 ± 0.007

N: tamaño de muestra, $%P$: Porcentaje de loci polimórfico al nivel de 5%, H_E : Heterocigosidad Esperada, E.E.: Error Estándar.

Cuadro 4. Estimadores de diversidad genética de la Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* ssp. *aconitifolius*), *C. souzae* y *C. aconitifolius* de Yucatán, México, usando 158 loci de ISSR.

Nombre	N	%P	$H_E \pm E.E$
Chaya	100	5.95	0.02 ± 0.002
Variedad Chayamansa	98	0.6	0.01 ± 0.003
<i>C. souzae</i>	9	56.3	0.21 ± 0.016
<i>C. aconitifolius</i>	8	71.5	0.26 ± 0.015

N: tamaño de muestra, %P: Porcentaje de loci polimórfico al nivel de 5%, H_E : Heterocigosidad esperada, E.E.: Error Estandar.

DISCUSIÓN

Es aceptado que la propagación vegetativa tiene un impacto fuerte en la diversidad y estructura genética de las especies (Hamrick y Godt, 1997), en particular en aquellas que son domesticadas (McKey *et al.*, 2010). La propagación clonal es una práctica común en cultivos perennes, sistemas en donde una escasa variabilidad genética podría esperarse entre clones de una variedad determinada; sin embargo, mecanismos genéticos intrínsecos, como las mutaciones somáticas, siguen ocurriendo y acumulándose a lo largo de la existencia de estas variedades (Gaut *et al.*, 2018). La Chaya es una planta de gran importancia para la cultura Maya, la cual fue domesticada en la península de Yucatán (Ross-Ibarra, 2003). Por su reproducción por esquejes, se ha dado por hecho que la Chaya es un cultivo formado por un solo clon y, por ende, que presenta una diversidad genética baja; sin embargo, no existen estudios moleculares suficientes que confirmen esto. Los resultados del presente trabajo mostraron la presencia de dos variedades locales de Chaya diferenciadas genéticamente en Yucatán, México: Chayamansa y Redonda, así como dos clones en cada una de estas variedades. La mayor diversidad genética observada en Redonda, así como la colecta de solo dos individuos de esta variedad (de los 100 individuos colectados de Chaya), recalcan el gran valor de este germoplasma y el riesgo de conservación al cual se enfrenta, al menos en Yucatán. La diversidad genética mayor observada, y reportada por primera vez, en los parientes silvestres de la Chaya, en particular en *C. aconitifolius*, también indica el valor potencial de estas especies para fines de mejoramiento genético.

Patrón de agrupamiento y estructura genética

El método de Evanno indicó la presencia de solo dos grupos genéticos en los 117 individuos analizados. El patrón de agrupamiento encontrado con el software Structure y una $K = 2$, mostró la gran diferenciación genética que existe entre la Chaya y *Cnidoscolus aconitifolius*, su pariente silvestre filogenéticamente más cercano (Breckon, 1975; Maya-Lastra y Steinmann, 2018, 2019) y del cual se domesticó (Ross-Ibarra, 2003). Es tan grande esta diferenciación que impidió que el método de Evanno discriminara entre *C. aconitifolius* y *C. souzae*, dos especies taxonómicamente reconocibles. Cuando el software Structure se corrió con una $K = 3$, se logró diferenciar claramente a los tres taxa estudiados; además, se logró determinar que los dos individuos de la variedad local Redonda comparten ancestría con *C. aconitifolius*. De acuerdo a Meirmans (2015), analizar diferentes valores de K puede reflejar diferentes procesos genéticos y demográficos, garantizando así una mejor interpretación biológica de los datos; los resultados obtenidos cuando usamos $K = 2$ y $K = 3$ apoyan esta recomendación. Sin embargo, la falta de un mayor número de colectas de la variedad local Redonda no permitió realizar un análisis más profundo sobre su diversidad genética y su relación con *C. aconitifolius*. Como lo indica este trabajo, es difícil encontrar individuos de la variedad local Redonda en el estado de Yucatán; situación que parece extenderse a toda la Península de Yucatán, como lo sugiere el estudio de Ross-Ibarra (2003) quien solo colectó 10 individuos o el trabajo reciente de Munguía-Rosas *et al.* (2019) quienes no colectaron ningún ejemplar de esta variedad local.

El PCoA mostró una marcada separación no solo entre la Chaya y sus parientes silvestres, apoyando con ello el patrón de agrupamiento obtenido con el software Structure y una $K=3$; además, mostró una clara separación entre las dos variedades locales de Chaya, apoyando con ello una clasificación varietal que hasta ahora estaba basada principalmente en caracteres morfológicos y nombres comunes (Ross-Ibarra y Molina-Cruz, 2002; Cifuentes *et al.*, 2010). El PCoA también mostró que, aunque los 98 individuos de la variedad local Chayamansa se sobrepone casi de forma perfecta, existe un ligero desfase entre estos (aunque difícil de detectar visualmente); este análisis también mostró que los dos individuos de la variedad local Redonda muestran una ligera, aunque clara, separación entre sí. Estos resultados sugieren la existencia de un clon para Chayamansa y dos clones para Redonda. Ross-Ibarra (2003), usando 12 loci de isoenzimas, reportó un solo clon para Chayamansa (de 30 individuos colectados) y tres clones para Redonda (de 10 individuos colectados). Para el caso de *C. aconitifolius* y *C. souzae*, el PCoA pudo discriminar entre todos los individuos de ambas especies.

El análisis Neighbor-Joining (N-J) apoyó, en general, lo encontrado con el software Structure ($K = 3$) y el PCoA. Sin embargo, el N-J también mostró evidencias de que la variedad local Chayamansa se compone de dos clones y no solo de uno, como lo reportó Ross-Ibarra (2003). El PCoA ya sugería evidencias de la existencia de dos clones en Chayamansa al mostrar un desfase muy ligero en donde, en lugar de observarse un rombo rojo, se observa un rectángulo rojo ligeramente inclinado (Fig. 4). En comparación con el PCoA, el N-J es un método de agrupamiento que permite visualizar discontinuidades (grupos), lo cual permitió detectar más fácilmente la presencia de dos clones en la variedad local Chayamansa. Para el caso de la uva (*Vitis vinifera*), especie que ha sido propagada durante miles de años de manera clonal, ha sido relativamente fácil detectar la variación genética entre diferentes cultivares, pero no así al nivel intra-cultivar; esta limitación está basada en la variabilidad baja esperada y en que los marcadores moleculares aplicados al estudio de este cultivo han mostrado baja resolución al abordar la diversidad genética intra-cultivar (Gaut *et al.*, 2018). Una explicación similar puede ayudar a entender por qué Ross-Ibarra (2003), usando pocos loci de isoenzimas, reportó solo un clon para la variedad local Chayamansa y dos clones para la variedad local Redonda, aún cuando su estudio abarcó un muestro geográfico más amplio y un número mayor de individuos de la variedad Redonda (Península de Yucatán y 10 individuos de Redonda) con respecto al presente trabajo (estado de Yucatán y solo dos individuos de Redonda). Es probable que el uso de marcadores ISSR en un muestreo que abarque toda el área de distribución de la Chaya, logre detectar un número mayor de clones en estas variedades locales de Chaya, a los reportados hasta ahora.

Los resultados del AMOVA jerárquico y la comparación de distancias genéticas no sesgadas de Nei también apoyaron la existencia de tres grupos principales: el primero mostrando que el 90% de la variación total está entre los tres taxa estudiados (Chaya, *Cnidocolus aconitifolius* y *C. souzae*), el segundo mostrando valores altos de distancias genéticas entre estos taxa. La distancia genética menor entre la Chaya y *C. aconitifolius* apoya su status taxonómico (Breckon, 1975; Maya-Lastra y Steinmann, 2018, 2019). La colecta de solo dos individuos de la variedad local Redonda, no permitió incorporar a esta variedad como un grupo taxonómico diferente, aspecto que habría enriquecido los resultados del presente trabajo.

Entre los factores principales que afectan los patrones de diferenciación genética en las especies está el modo de reproducción; en particular, la propagación vegetativa tiene profundas consecuencias en la estructura genética de las poblaciones (Hamrick y Godt, 1997). En el caso particular de las especies domesticadas con propagación vegetativa, los individuos con rasgos deseables pueden dar como resultado tasas de cambio rápidas porque estos pueden seleccionarse y reproducirse de forma idéntica y en grandes cantidades (McKey *et al.*, 2010), favoreciendo así la diferenciación genética entre estas y sus parientes silvestres. En el caso de la Chaya, entre las principales características seleccionadas están una cantidad mayor de ramas y hojas, y una menor pilosidad (Munguía-Rosas *et al.*, 2019). Esta diferenciación genética puede incrementarse aún más en plantas domesticadas que muestran alteraciones en sus mecanismos

de floración y fructificación, los cuales pueden disminuir las oportunidades de entrecruzamiento; en particular, los cultivos crecidos por sus partes vegetativas exhiben la disrupción más drástica de sus sistemas de floración y fructificación (Zohary, 2004) y la Chaya es un ejemplo de esto (Ross-Ibarra, 2003). También, se ha señalado que cuando las personas han utilizado preferentemente el modo de reproducción vegetativo, algunas plantas cultivadas pierden parcial o completamente su capacidad de reproducirse sexualmente a través de la acumulación de características genéticas (por ejemplo: floración asincrónica, mutaciones somáticas, supresión de semillas y poliploidía) (Denham *et al.*, 2020); ejemplo de esto son especies como el ñame (*Dioscoria alata*; Alexander y Coursey, 1969) y el enset (*Ensete ventricosum*; Borrell *et al.*, 2019).

La diferenciación genética observada en este trabajo no concuerda con la evidencia morfológica, la cual ha mostrado individuos de Chaya parecidos a *Cnidoscolus aconitifolius* (Munguía-Rosas *et al.*, 2019) y a *C. multilobus* (Cifuentes *et al.*, 2010). Aunque se señala comúnmente que la Chaya no produce polen ni semillas (Ross-Ibarra, 2003), se ha reportado la generación de estas estructuras en algunas plantas de Chaya (Cifuentes *et al.*, 2010; Munguía-Rosas *et al.*, 2019), abriendo con ello la posibilidad de un flujo genético potencial entre la Chaya y sus parientes silvestres. Sin embargo, recientemente Munguía-Rosas y Jácome-Flores (2020) reportaron un aislamiento reproductivo casi completo entre la Chaya y *C. aconitifolius* silvestre que crecen en simpatria. Estos autores encontraron que las barreras de aislamiento reproductivo exhibieron cierto grado de asimetría; por un lado, la falta de polen fue un rasgo clave para alcanzar el nivel de aislamiento observado, particularmente en la dirección de plantas domesticadas a silvestres; en la dirección opuesta, mientras que el fracaso para dar fruto fue la única barrera, este fue lo suficientemente fuerte como para lograr un aislamiento reproductivo completo. Así, el flujo genético silvestre-domesticado parece no explicar la existencia de los fenotipos intermedios reportados, al menos aquellos entre la Chaya y *C. aconitifolius*. Munguía-Rosas *et al.* (2019) no reportaron la existencia de variedades de Chaya, lo que hace suponer que Munguía-Rosas y Jácome-Flores (2020) no incluyeron en su estudio a la variedad local Redonda, lo cual podría haber ayudado a explicar la ancestría compartida de esta variedad local con *C. aconitifolius* encontrada en el presente trabajo. Otra posible explicación de la existencia de fenotipos intermedios de Chaya es una asignación incorrecta de las plantas de *C. aconitifolius*; al respecto, Ross-Ibarra (2003) señaló que las variedades locales de Chaya conocidas como Estrella y Picuda, aunque colectadas en huertos familiares, son fenotipos que se asemejan más a *C. aconitifolius*.

Diversidad genética

La Chaya mostró una diversidad genética muy baja, la cual se acercó a cero cuando se eliminaron del análisis los dos individuos de la variedad local Redonda. Estos resultados van de acuerdo con la existencia de solo dos clones en la variedad local Chayamansa y de dos clones en la variedad local Redonda. Euan y Acanceh fueron las poblaciones con valores más altos diversidad genética, la colecta de individuos de la variedad local Redonda que presenta ancestría compartida con *Cnidoscolus aconitifolius* en estas dos poblaciones, podría explicar este resultado. Una diversidad genética mayor se observó en *C. aconitifolius* y *C. souzai*, a pesar del tamaño de muestra pequeño analizado en ambas taxa. El modo de reproducción es un factor que puede reducir fuertemente los niveles de diversidad genética de las especies (Abbo *et al.*, 2014; Hamrick y Godt, 1997). La reproducción clonal por esquejes de la Chaya (Ross-Ibarra y Molina-Cruz, 2002), contrario a la reproducción sexual de *C. aconitifolius* y de *C. souzai* (Schikorr y Rodríguez, 2018), puede explicar las diferencias tan grandes en diversidad genética observadas en este trabajo. Otro factor que podría explicar estas diferencias en diversidad genética, al menos entre la Chaya y *C. aconitifolius*, es la existencia de un efecto fundador por domesticación (Ladizinsky, 1985). Al respecto, Ross-Ibarra (2003) reportó una reducción fuerte en diversidad genética en la Chaya, explicando sus resultados con la existencia de un efecto fundador por domesticación en esta especie. Para la Chaya, la combinación de ambos factores (efecto fundador por domesticación y reproducción clonal) son la explicación

más probable de sus niveles bajos de diversidad genética. Tomando en cuenta que el tamaño de muestra considerado para *C. aconitifolius* y *C. souzae* fue muy pequeño en comparación con el empleado en la Chaya, los valores en diversidad genética encontrados en estas dos especies silvestres deben ser tomados con mucha precaución, hasta que se realicen nuevos estudios que abarquen un tamaño de muestra mayor y geográficamente más representativo. Sin embargo, al ser los primeros valores de diversidad genética reportados para ambas especies, estos pueden ser tomados como base para reconocer el valor potencial de los parientes silvestres de la Chaya (Hajjar & Hodgkin, 2007; Ford-Lloyd *et al.*, 2011).

Ross-Ibarra (2003), usando 12 loci de isoenzimas, reportó valores mayores de diversidad genética (H_E) para Chayamansa, Redonda y *C. aconitifolius* (0.2, 0.225, 0.3, respectivamente) a los encontrados en el presente trabajo. Este autor también reportó la existencia de un solo clon para la variedad local Chayamansa; sin embargo, su valor de H_E reportado para esta variedad fue muy alto en comparación al encontrado por nosotros, el cual fue muy cercano a cero. Estas diferencias tan grandes en H_E reportadas en ambos trabajos podrían ser el resultado del tipo de marcador molecular empleado en cada estudio. En comparación a los marcadores co-dominantes (p. ej. isoenzimas), se ha señalado que los marcadores dominantes (p. ej. ISSR) no calculan directamente las frecuencias alélicas y con ello no estiman correctamente los valores de heterocigosidad (Lynch y Milligan, 1994). Sin embargo, también ya se ha demostrado que el uso de un número alto de loci (Kimberling *et al.*, 1996) y el empleo de métodos bayesianos robustos (Kremer *et al.*, 2005) compensan estas limitaciones (Martínez-Castillo *et al.*, 2008). Cifuentes *et al.* (2010) caracterizaron cuatro variedades de Chaya de Guatemala usando marcadores AFLPs, reportando una similitud genética del 25-35% entre variedades y del 50-60% dentro de las variedades. Estos valores indican una variación genética media; sin embargo, debido a que Cifuentes *et al.* (2010) no reportaron valores de diversidad genética para cada una de las variedades locales evaluadas, no fue posible comparar sus resultados con los nuestros.

La reducción de la diversidad genética en especies cultivadas perennes con reproducción clonal, en comparación a sus parientes silvestres, es un hallazgo que ha sido reportado comunmente en diferentes revisiones sobre el tema (McKey *et al.*, 2010; Miller & Gross, 2011; Denham *et al.*, 2020). Dos cultivos propagados por esquejes que pueden servir de como punto de comparación con la Chaya son el taro [*Colocasia esculenta* (L.) Schott] y la yuca (*Manihot esculenta* subsp. *esculenta* Crantz). Kreike, *et al.* (2004), usando marcadores dominantes AFLP, reportaron diversidad genética mayor en las poblaciones silvestres de taro colectadas en Tailandia (H_E = 0.19) en comparación a la encontrada en las poblaciones cultivadas (H_E = 0.007). Por su parte, Olsen y Schaal (2001), usando cinco loci de microsatélites, reportaron que la variación genética de la yuca es solo un subconjunto de la encontrada en sus parientes silvestres ya que, de los 73 alelos encontrados con los cinco loci, solo 15 alelos se hallaron en este cultivo.

CONCLUSIONES

La Chaya presentó una diversidad genética muy baja; Chayamansa fue la variedad local de mayor distribución y la que posee una diversidad genética muy baja, mientras que Redonda fue una variedad local poco abundante pero que posee una diversidad genética mayor. Los resultados de este trabajo indican que la Chaya está compuesta por al menos cuatro clones en el estado de Yucatán, dos de cuales pertenecen a la variedad local Chayamansa (y no solo uno como había sido reportado para la Península de Yucatán). Este trabajo también resaltó la importancia de realizar un programa de rescate y conservación de la variedad local Redonda, así como un estudio más profundo sobre su diversidad genética y su relación con *Cnidoscolus aconitifolius*. Aunque solo se caracterizaron pocos individuos de *C. aconitifolius* y *C. souzae*, estas especies presentaron valores altos de diversidad genética en comparación a la Chaya, lo que resalta su importancia como reservorios genéticos para futuros programas de mejoramiento de la Chaya.

LITERATURA CITADA

- Abbo, S., Pinhasi van-Oss, R., Gopher, A., Saranga, Y., Ofner, I., & Peleg, Z. (2014). Plant domestication versus crop evolution: A conceptual framework for cereals and grain legumes. *Trends in Plant Science*, 19(6), 351–360. <https://doi.org/10.1016/j.tplants.2013.12.002>
- Alexander, J., & Coursey, D. G. (1969). The origins of yam cultivation. In *The domestication and exploitation of plants and animals*. (pp. 405–425). Gerald Duckworth & Co., London.
- Bassam, B. J., Caetano-Anollés, G., & Gresshoff, P. M. (1991). Fast and sensitive silver staining of DNA in polyacrylamide gels. *Analytical Biochemistry*, 196(1), 80–83. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(91\)90120-I](https://doi.org/10.1016/0003-2697(91)90120-I)
- Borrell, J. S., Biswas, M. K., Goodwin, M., Blomme, G., Schwarzacher, T., Heslop-Harrison, J. S. (Pat), ... Wilkin, P. (2019). Enset in Ethiopia: a poorly characterized but resilient starch staple. *Annals of Botany*, 123(5), 747–766. <https://doi.org/10.1093/aob/mcy214>
- Breckon, G. J. (1975). *Cnidoscolus, section calyptosolen (Euphorbiaceae) in Mexico and Central America*. University of California, Davis, California.
- Carnevali Fernández-Concha, G., Tapia-Muñoz, J. L., Duno de Stefano, R., & Ramírez-Morillo, I. M. (2010). *Flora ilustrada de la península de Yucatán: listado florístico*. Mérida, Yucatán: Centro de Investigación Científica de Yucatán, A. C.
- Cifuentes, R., Poll, E., Bresanni, R., Yurrita, R., & Poll, E.-M. (2010). Caracterización botánica, molecular, agronómica y química de los cultivares de Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius*) de Guatemala. *Revista Del Valle de Guatemala*, 21, 34–49.
- Culley, T. M., & Wolfe, A. D. (2001). Population genetic structure of the cleistogamous plant species *Viola pubescens* Aiton (Violaceae), as indicated by allozyme and ISSR molecular markers. *Heredity*, 86(5), 545–556. <https://doi.org/10.1046/j.1365-2540.2001.00875.x>
- Dempewolf, H., Eastwood, R. J., Guarino, L., Khoury, C. K., Müller, J. V., & Toll, J. (2014). Adapting Agriculture to Climate Change: A Global Initiative to Collect, Conserve, and Use Crop Wild Relatives. *Agroecology and Sustainable Food Systems*, 38(4), 369–377. <https://doi.org/10.1080/21683565.2013.870629>
- Denham, T., Barton, H., Castillo, C., Crowther, A., Dotte-Sarout, E., Florin, S. A., ... Fuller, D. Q. (2020). The domestication syndrome in vegetatively propagated field crops. *Annals of Botany*, 125(4), 581–597. <https://doi.org/10.1093/aob/mcz212>
- Earl, D. A., & vonHoldt, B. M. (2012). STRUCTURE HARVESTER: a website and program for visualizing STRUCTURE output and implementing the Evanno method. *Conservation Genetics Resources*, 4(2), 359–361. <https://doi.org/10.1007/s12686-011-9548-7>
- Ebel, R., de Jesús Méndez Aguilar, M., Castillo Cocom, J. A., & Kissmann, S. (2019). Genetic Diversity in Nutritious Leafy Green Vegetable—Chaya (*Cnidoscolus aconitifolius*). In D. Nandwani (Ed.), *Genetic diversity in horticultural plants* (Vol. 22, pp. 161–189). https://doi.org/10.1007/978-3-319-96454-6_6
- Echevarría-Machado, I., Sánchez-Cach, L. A., Hernández-Zepeda, C., Rivera-Madrid, R., & Moreno-Valenzuela, O. A. (2005). A Simple and Efficient Method for Isolation of DNA in High Mucilaginous Plant Tissues. *Molecular Biotechnology*, 31(2), 129–135. <https://doi.org/10.1385/MB:31:2:129>
- Evanno, G., Regnaut, S., & Goudet, J. (2005). Detecting the number of clusters of individuals using the software structure: a simulation study. *Molecular Ecology*, 14(8), 2611–2620. <https://doi.org/10.1111/j.1365-294X.2005.02553.x>
- Fan, D., & Zhou, C. (2010). Chaya (*Cnidoscolus* spp.) Leaves: Antinutritional Factor Analysis and Effect of Treatment Processing on Cyanogenic Glycosides Content. *Food Science*, 31(3), 113. <https://doi.org/10.7506/SPKX1002-6300-201003025>
- FAO. (2009). International treaty on plant genetic resources for food and agriculture.
- Ford-Lloyd, B. V., Schmidt, M., Armstrong, S. J., Barazani, O., Engels, J., Hadas, R., ... Maxted, N. (2011). Crop Wild Relatives—Undervalued, Underutilized and under

- Threat? *BioScience*, 61(7), 559–565. <https://doi.org/10.1525/bio.2011.61.7.10>
- Galluzzi, G., & López-Noriega, I. (2014). Conservation and use of genetic resources of underutilized crops in the Americas-A continental analysis. *Sustainability (Switzerland)*, 6(2), 980–1017. <https://doi.org/10.3390/su6020980>
- Gaut, B. S., Seymour, D. K., Liu, Q., & Zhou, Y. (2018). Demography and its effects on genomic variation in crop domestication. *Nature Plants*, 4(8), 512–520. <https://doi.org/10.1038/s41477-018-0210-1>
- Hajjar, R., & Hodgkin, T. (2007). *The use of wild relatives in crop improvement: A survey of developments over the last 20 years*. <https://doi.org/10.1007/s10681-007-9363-0>
- Hamrick, J. L., & Godt, M. J. W. (1997). Effects of life history traits on genetic diversity in plant species. *Philosophical Transactions of the Royal Society of London. Series B: Biological Sciences*, 351(1345), 1291–1298. <https://doi.org/10.1098/rstb.1996.0112>
- Kimberling, D. N., Ferreira, A. R., Shuster, S. M., & Keim, P. (1996). RAPD marker estimation of genetic structure among isolated northern leopard frog populations in the south-western USA. *Molecular Ecology*, 5(4), 521–529. <https://doi.org/10.1111/j.1365-294X.1996.tb00344.x>
- Kreike, C. M., Van Eck, H. J., & Lebot, V. (2004). Genetic diversity of taro, *Colocasia esculenta* (L.) Schott, in Southeast Asia and the Pacific. *Theoretical and Applied Genetics*, 109(4), 761–768. <https://doi.org/10.1007/s00122-004-1691-z>
- Kremer, A., Caron, H., Cavers, S., Colpaert, N., Gheysen, G., Gribel, R., ... Salgueiro, F. (2005). Monitoring genetic diversity in tropical trees with multilocus dominant markers. *Heredity*, 95(4), 274–280. <https://doi.org/10.1038/sj.hdy.6800738>
- Ladizinsky, G. (1985). Founder effect in crop-plant evolution. *Economic Botany*, 39(2), 191–199. <https://doi.org/10.1007/BF02907844>
- Lynch, M., & Milligan, B. G. (1994). Analysis of population genetic structure with RAPD markers. *Molecular Ecology*, 3(2), 91–99. <https://doi.org/10.1111/j.1365-294X.1994.tb00109.x>
- Markus, V., Abbey, P. A., Yahaya, J., Zakka, J., Yatai, B. K., & Oladeji, M. (2016). An Underexploited Tropical Plant with Promising Economic Value and the Window of Opportunities for Researchers: *Cnidoscopus aconitifolius*. *American Journal of Food Science and Nutrition Resources*, 3(6), 187. <https://doi.org/7440256>
- Martínez-Castillo, J., Colunga-GarcíaMarín, P., & Zizumbo-Villarreal, D. (2008). Genetic erosion and in situ conservation of Lima bean (*Phaseolus lunatus* L.) landraces in its Mesoamerican diversity center. *Genetic Resources and Crop Evolution*, 55(7), 1065–1077. <https://doi.org/10.1007/s10722-008-9314-1>
- Martínez-Castillo, Jaime. (2005). *Diversidad intraespecífica de Phaseolus lunatus L. e intensificación de la agricultura tradicional en la Península de Yucatán, México* (Tesis de Doctorado, Centro de Investigación Científica de Yucatán, A. C). Retrieved from <https://cicy.repositorioinstitucional.mx/jspui/handle/1003/306>
- Maya-Lastra, C. A., & Steinmann, V. W. (2018). A nomenclator of *cnidoscolus* (Euphorbiaceae). *Phytotaxa*, 346(1), 1–30. <https://doi.org/10.11646/phytotaxa.346.1.1>
- Maya-Lastra, C. A., & Steinmann, V. W. (2019). Evolution of the untouchables: Phylogenetics and classification of *Cnidoscopus* (Euphorbiaceae). *TAXON*, 68(4), 692–713. <https://doi.org/10.1002/tax.12093>
- McKey, D., Elias, M., Pujol, M. E., & Duputié, A. (2010). The evolutionary ecology of clonally propagated domesticated plants. *New Phytologist*, 186(2), 318–332. <https://doi.org/10.1111/j.1469-8137.2010.03210.x>
- Meirmans, P. G. (2015). Seven common mistakes in population genetics and how to avoid them. *Molecular Ecology*, 24(13), 3223–3231. <https://doi.org/10.1111/mec.13243>
- Miller, A. J., & Gross, B. L. (2011). From forest to field: Perennial fruit crop domestication. *American Journal of Botany*, 98(9), 1389–1414. <https://doi.org/10.3732/ajb.1000522>
- Moises Sanchez-Hernandez, I., Patricia Barragan-Alvarez, C., Torres-Gonzalez, O. R., & Padilla-Camberos, E. (2017). Nutraceutical Potential of *Cnidoscopus aconitifolius*. *ARC Journal of Nutrition and Growth*, 3(2), 2455–2550. <https://doi.org/10.20431/2455-2550.0302005>

Recibido:
10/agosto/2020

Aceptado:
8/febrero/2021

- Molina-Cruz, A., Curley, L., & Bressani, R. (1997). Redescubriendo el valor nutritivo de las hojas de chaya (*Cnidoscolus aconitifolius*; Euphorbiaceae). *Ciencia En Acción, Universidad Del Valle de Guatemala*, 3, 1–4.
- Moura, L. F. W. G., da Silva Neto, J. X., Lopes, T. D. P., Benjamin, S. R., Brito, F. C. R., Magalhães, F. E. A., ... Guedes, M. I. F. (2019, January 1). Ethnobotanic, phytochemical uses and ethnopharmacological profile of genus *Cnidoscolus* spp. (Euphorbiaceae): A comprehensive overview. *Biomedicine and Pharmacotherapy*, 109, 1670–1679. <https://doi.org/10.1016/j.biopha.2018.10.015>
- Munguía-Rosas, M. A., Jácome-Flores, M. E., Bello-Bedoy, R., Solís-Montero, V., & Ochoa-Estrada, E. (2019). Morphological divergence between wild and cultivated chaya (*Cnidoscolus aconitifolius*) (Mill.) I.M. Johnst. *Genetic Resources and Crop Evolution*, 66(7), 1389–1398. <https://doi.org/10.1007/s10722-019-00790-w>
- Munguía-Rosas, M. A., & Jácome-Flores, M. E. (2020). Reproductive isolation between wild and domesticated chaya (*Cnidoscolus aconitifolius*) in sympatry. *Plant Biology*, 22(5), 932–938. <https://doi.org/10.1111/plb.13140>
- Nei, M. (1978). Estimation of average heterozygosity and genetic distance from small number of individuals. *Genetics*, 89(3).
- Olsen, K. M., & Schaal, B. A. (2001). Microsatellite variation in cassava (*Manihot esculenta*, Euphorbiaceae) and its wild relatives: Further evidence for a southern Amazonian origin of domestication. *American Journal of Botany*, 88(1), 131–142. <https://doi.org/10.2307/2657133>
- Peakall, R., & Smouse, P. E. (2012). GenAlEx 6.5: genetic analysis in Excel. Population genetic software for teaching and research-an update. *Bioinformatics (Oxford, England)*, 28(19), 2537–2539. <https://doi.org/10.1093/bioinformatics/bts460>
- Perrier, X., & Jacquemoud-Collet, J. . (2006). DARwin. Retrieved October 30, 2017, from <http://darwin.cirad.fr/feedback.php>
- Pritchard, J. K., Stephens, M., & Donnelly, P. (2000). Inference of Population Structure Using Multilocus Genotype Data. *Genetics*, (155), 945–959. Retrieved from <http://>
- Ross-Ibarra, J. (2003). Origen y domesticación de la chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* Mill I. M. Johnst): La espinaca Maya. *Estudios Mexicanos*, 19(2), 287–302. <https://doi.org/10.1525/msem.2003.19.2.287>
- Ross-Ibarra, J., & Molina-Cruz, A. (2002). The ethnobotany of chaya (*Cnidoscolus aconitifolius* ssp. *aconitifolius* Breckon): A nutritious Maya vegetable. *Economic Botany*, 56(4), 350–365. [https://doi.org/10.1663/0013-0001\(2002\)056\[0350:TEOCCA\]2.0.CO;2](https://doi.org/10.1663/0013-0001(2002)056[0350:TEOCCA]2.0.CO;2)
- Saitou, N., & Nei, M. (1987). The neighbor-joining method: a new method for reconstructing phylogenetic trees. *Molecular Biology and Evolution*, 4(4), 406–425. <https://doi.org/10.1093/oxfordjournals.molbev.a040454>
- Schikorr, F. (2017). Evidencia de la presencia de *Cnidoscolus urens* en la península de Yucatán, la chaya silvestre más urticante de todas. *Desde El Herbario CICY*, 9.
- Schikorr, F., & Rodríguez, J. (2018). El monoicismo dinámico escondido en el género *Cnidoscolus*. *Desde El Herbario*, 10, 25–28.
- Steinmann, V. W. (2002). Diversidad y endemismo de la familia Euphorbiaceae en México. *Acta Botanica Mexicana*, 61(61), 61–93.
- Vekemans, X. (2002). AFLP-SURV 1.0 A program for genetic diversity analysis with AFLP (and RAPD) population data. Belgium.
- Zhivotovsky, L. A. (1999). Estimating population structure in diploids with multilocus dominant DNA markers. *Molecular Ecology*, 8(6), 907–913. <https://doi.org/10.1046/j.1365-294X.1999.00620.x>
- Zietkiewicz, E., Rafalski, A., & Labuda, D. (1994). Genome fingerprinting by simple sequence repeat (SSR)-anchored polymerase chain reaction amplification. *Genomics*, 20(2), 176–183. <https://doi.org/10.1006/geno.1994.1151>
- Zohary, D. (2004). Unconscious selection and the evolution of domesticated plants. *Economic Botany*, 58(1), 5–10. [https://doi.org/10.1663/0013-0001\(2004\)058\[0005:USATEO\]2.0.CO;2](https://doi.org/10.1663/0013-0001(2004)058[0005:USATEO]2.0.CO;2)